

18.07.03

REC'D 0 5 SEP 2003

PCT

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載され いる事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日 Date of Application:

2002年12月18日

出 Application Number:

特願2002-366512

[ST. 10/C]:

[JP2.002-366512]

出 人 Applicant(s):

科学技術振興事業団

PRIORITY

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

> 2003年 8月22日

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office



【書類名】 特許願

【整理番号】 PS02-1225

【あて先】 特許庁長官殿

【発明者】

【住所又は居所】 福井県坂井郡丸岡町新鳴鹿2丁目111 A4-304

【氏名】 宮本 薫

【発明者】

【住所又は居所】 福井県坂井郡丸岡町新鳴鹿2丁目100 С2-206

【氏名】 山田 一哉

【特許出願人】

【識別番号】 396020800

【氏名又は名称】 科学技術振興事業団

【代理人】

【識別番号】 100087631

【弁理士】

【氏名又は名称】 滝田 清暉

【選任した代理人】

【識別番号】 100110249

【弁理士】

【氏名又は名称】 下田 昭

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 011017

【納付金額】 21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】 明細書 1

【物件名】 図面 1

【物件名】 要約書 1

【プルーフの要否】 要



【発明の名称】 転写制御因子 Ζ Η Χ 3

【特許請求の範囲】

【請求項1】 配列番号1で表されるアミノ酸配列若しくは該アミノ酸配列 において1若しくは数個のアミノ酸が欠失、置換若しくは付加されたアミノ酸配列、又は配列番号1で表されるアミノ酸配列の機能部分若しくは該機能部分において1若しくは数個のアミノ酸が欠失、置換若しくは付加されたアミノ酸配列を含むアミノ酸配列から成り、転写抑制活性を有するタンパク質又はペプチド。

【請求項2】 前記機能部分が、配列番号1で表されるアミノ酸配列の303~502番目のアミノ酸配列である請求項1に記載のタンパク質又はペプチド。

【請求項3】 請求項1又は2に記載のタンパク質又はペプチドを有効成分とする、転写抑制を目的とする薬剤。

【請求項4】 肝癌細胞でのみ発現する遺伝子の転写を抑制する請求項1又は2に記載のタンパク質又はペプチド。

【請求項5】 前記遺伝子がII型へキソース又はピルビン酸キナーゼMである請求項4に記載のタンパク質又はペプチド。

【請求項6】 請求項4又は5に記載のタンパク質又はペプチドを有効成分とする肝癌の治療薬。

【請求項7】 請求項1又は2に記載のペプチド又はタンパク質を特異的に 認識することができる抗体。

【請求項8】 請求項7に記載の抗体を有効成分とする、転写抑制活性を有する薬剤のスクリーニング剤。

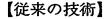
【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

この発明は、転写抑制活性を有するタンパク質に関し、より詳細には、肝癌に 特異的な遺伝子の転写制御因子ZHX3に関する。

[0002]



解糖系酵素遺伝子であるピルピン酸キナーゼ(PK)M遺伝子やII型へキソキナーゼ(HK II)遺伝子は、正常肝では発現が抑制されているが、肝発癌により誘導される。両者に共通の転写因子は、Nuclear Factor-Y(NF-Y)であるが、正常肝細胞と肝癌細胞におけるNF-Yの発現には差異が認められない。従って、NF-Yと相互作用する因子が肝癌に特異的な遺伝子発現に関与していると考えられる。

そこで、NF-Yで特に重要であるAサプユニット(NF-YA)と相互作用する蛋白質の検索を行ったところ、873個のアミノ酸から成り、2つのジンクフィンガー(Znf)モチーフと5つのホメオドメイン(HD)を有するZHX1をクローニングしてきた(非特許文献1)。ZHX1は、ホメオボックスタンパク質スーパーファミリーのZnfクラスに属し、ヒトZHX1のHD1からHD2領域を含む272~564のアミノ酸配列は、NF-YAのN末端グルタミンーリッチADとの相互作用に必要である(非特許文献1)。このノザンブロット分析を行った結果、ZHX1転写産物が普遍的に発現していることがわかった(非特許文献2,3)。このヒトZHX1遺伝子は染色体8q上、マーカーCHLC.GATA50B06及びCHLC.GATA7G07の間に局在する(非特許文献2)。発明者らは、このZHX1が転写リプレッサーとして機能し、そして核内に局在することを報告した(非特許文献4)。

[0003]

なお、後述する本発明者らが発見した新規な転写制御因子 (ZHX3) をコードすると思われる塩基配列を含む配列 (GenBank/XM 029734) 及びその一部 (DDB J/ AB007855) は既にデータベースに登録されているが、前者はデータベース上で散在していた部分配列をつなげて、推定上の蛋白質として報告されたものであり、蛋白質をコードしている可能性を示唆したに過ぎない。また後者は部分的にクローニングされていた配列であるが、機能解析は行われていなかった。即ち、これら公開された塩基配列のコードするタンパク質が転写抑制活性を有することは全く知られておらず、またこれらの開示情報から推測することも不可能であった。



[0004]

【非特許文献1】

Yamada, K., Osawa, H., and Granner, D. K. (1999) FEBS Lett. 460, 4

【非特許文献2】

Yamada, K., Printz, R. L., Osawa, H., and Granner, D. K. (1999) Bi ochem. Biophys. Res. Commun. 261, 614-621

【非特許文献3】

Hirano, S., Yamada, K., Kawata, H., Shou, Z., Mizutani, T., Yazawa, T., Kajitani, T., Sekiguchi, T., Yoshino, M., Shigematsu, Y., Mayumi, M., and Miyamoto, K. (2002) Gene 290, 107-114

【非特許文献4】

Yamada, K., Kawata, H., Matsuura, K., Shou, Z., Hirano, S., Mizuta ni, T., Yazawa, T., Yoshino, M., Sekiguchi, T., Kajitani, T., and Miyamo to. K. (2002) Biochem. Biophys. Res. Comm. 279, 368-374

[0005]

【発明が解決しようとする課題】

発明者らは、ZHX1の生物学的役割を決定することを目的として、ZHX1がNF-YA以外のタンパク質と相互作用し、そして遺伝子転写を制御するかどうかを調べた。そのため、発明者らは、酵母2-ハイブリッドシステムを用いて、ラット肝臓及び卵巣顆粒膜細胞のcDNAライブラリーにおいてZHX1と相互作用するタンパク質の探索を行った。

[0006]

【課題を解決するための手段及び発明の実施の形態】

その結果、ZHX1、転写共因子、DNA結合タンパク質、Zyxin、アンドロゲン誘発性アルドース還元酵素のような核タンパク質、11-19リジンーリッチ白血病遺伝子、及びその他の未知のタンパク質がクローニングされ、新規なタンパク質が見出された。この新規タンパク質をコードする全長 c DNAの分子クローニング及びヌクレオチド配列を決定したところ、その新規なタンパク質



は956アミノ酸残基(配列番号1)から成り、2HX1と同様に、2つのジンクフィンガー (Znf) モチーフ及び5つのホメオドメイン (HDs) を含むことが明らかになった。

発明者らはこの新規なタンパク質がZHX1と共にZHXファミリーを形成することと結論し、そしてそれをZHX3と名付けた。ZHXファミリーは、互いにホモダイマーやヘテロダイマーを形成することにより、遺伝子発現の調節に関与していると推察される。

ZHX3は、ZHX1及びZHX3の両方と二量体を形成するのみでなく、上記NF-YAのADとも相互作用する。さらに分析したところ、このZHX3は核内に局在する普遍的な転写リプレッサーであり、そして二量体として機能することが明らかになった。

[0007]

即ち、本発明は、配列番号1で表されるアミノ酸配列若しくは該アミノ酸配列において1若しくは数個のアミノ酸が欠失、置換若しくは付加されたアミノ酸配列、又は配列番号1で表されるアミノ酸配列の機能部分若しくは該機能部分において1若しくは数個のアミノ酸が欠失、置換若しくは付加されたアミノ酸配列を含むアミノ酸配列から成り、転写抑制活性を有するタンパク質又はペプチドである。

ヒトとマウスの ZHX3のアミノ酸配列を比べると、その相同性は85.3%であり、ヒトとラット型 ZHX3のアミノ酸配列の相同性は87.3%であった。ラット型 ZHX3のアミノ酸配列を配列番号 2 に示す。このアミノ酸配列はヒト ZHX3でいうところのアミノ酸配列 114番から642番目までに相当する領域と考えられる。従って、ZHX3のアミノ酸配列(配列番号1)と85%以上相同のアミノ酸配列を有するタンパク質はヒトの ZHX3と同一の転写抑制機能を有するタンパク質であると考えられる。

従って、本発明はまた、配列番号1で表されるアミノ酸配列若しくは該アミノ酸配列に少なくとも85%相同のアミノ酸配列、又は配列番号1で表されるアミノ酸配列の機能部分若しくは該機能部分に少なくとも85%相同のアミノ酸配列を含むアミノ酸配列から成り、転写抑制活性を有するタンパク質又はペプチドと



表すことができる。

後述の実施例でも明らかにされるが、配列番号1のアミノ酸配列の303~502番目のアミノ酸配列はその転写抑制機能を担う部分であるといえる。従って、上記配列番号1で表されるアミノ酸配列の機能部分は、配列番号1で表されるアミノ酸配列の303~502番目のアミノ酸配列であることが好ましい。

[0008]

肝癌細胞では専ら亢進した解糖系に依存してエネルギー代謝を行っていることから、ZHX3が正常肝では肝癌特異的アイソザム遺伝子群の発現を抑制しており、癌化に伴いZHX3の発現が低下するか、又は、ZHX3蛋白質が修飾されて活性を失うものと考えられる。従って、ZHX3の存在を検出する物質や機能を調節する薬剤を開発することにより、肝癌の診断と治療へ応用することができる。

即ち、本発明は、また、上記のタンパク質又はペプチドを有効成分とする、転写抑制を目的とする薬剤である。更に、本発明は、肝癌細胞でのみ発現する遺伝子の転写を抑制する上記いずれかのタンパク質又はペプチドである。この遺伝子はII型へキソース又はピルビン酸キナーゼMであってもよい。また、本発明は、このタンパク質又はペプチドを有効成分とする肝癌の治療薬である。更に、本発明は、このタンパク質又はペプチドを有効成分とする肝癌の治療薬である。更に、本発明は、このタンパク質又はペプチドを用いて転写抑制因子の欠如に起因する疾患、特に肝癌を治療する方法である。

また、本発明は、上記いずれかのペプチド又はタンパク質を特異的に認識することができる抗体である。更に、本発明は、この抗体を有効成分とする、転写抑制活性を有する薬剤のスクリーニング剤である。

[0009]

【実施例】

本実施例において、酵母 2 ーハイブリッドシステム、pDsRed1-C1、X-α-gal、ヒト精巣マラソンーレディ c D N A、Advantage2PCRキット、ヒトMultiple Tissue Northern Blot及びBlot II、ExpressHybハイブリダイゼーション溶液、及びpEGFP-C1はClontech(Palo Alto、CA)から購入した。pGEX-4T-2、pGEX-5X-1、α-32PdCTP(11TBq/mmol)、グルタチオンーセファロース 4 B、及び 3 5 S ーメチオニン(37TB



q/mmol)はAmersham Pharmacia Biotech(Cleveland、OH)から購入した。HEK293細胞、ヒト胎児腎細胞系はAmerican Type Culture Collection(Manassas、VA)から購入した。TRIOZOL試薬、SuperscriptII、pcDNA3.1His-Cプラスミド、及びLIPOFECTAM INE PLUSはInvitrogen(Groningen、Netherlands)から購入した。ExTaqDNAポリメラーゼ、pT7Blue-T2ベクター、及びBcaBestDNAラベリングキットはTaKaRa BIOMEDI CALSから入手した。pGEM-T Easyベクター、T7 TNT Quick-結合転写/翻訳系、pG L3-Control、pRL-CMV、及び二重ルシフェラーゼ分析系はPromega(Madison、WI)から購入した。Big Dye terminator FS cycleシークエンシングキットはApplied Bios ystems Japan(Tokyo、Japan)から購入した。TOPP3細胞はStragene(La Jolla、CA)から入手した。QIAGENプラスミドキットはQIAGEN(Hilden、Germany)から購入した。

[0010]

本実施例において行った試験の手順を以下に示す。

試験例1 プラスミドの構築

pACT2B1プラスミドを既報に従って作製した(非特許文献1)。

クローン化されたG23プラスミド、pAD-G23をEcoRI/XhoI 又はSfiI/BglIIで消化し、それぞれの断片をpGEX-4T-2ベクターのEcoRI/XhoIサイト又はpGBKT7ベクターのSfiI/Bam HIサイト中へサブクローニングし、それぞれpGST-G23及びpDBD-G23を得た。

pAD-G23の250bpのEcoRI/HindIII断片をpDsRed1-C1のEcoRI/HindIIIサイト中へサブクローニングし、pDsRed-逆向きG23 (HD1)を作製した。上記S-DsRed1C1-HindIII (配列番号3)及び上記As-DsRed1C1-SalIオリゴヌクレオチド (配列番号4)をその後、アニーリングし、リン酸化し、そしてpDsRed1-C1のHindIII/SalIサイト中へ挿入し、pDsRed1-C1E1を得た。pDsRed-逆向きG23 (HD1)のEcoRI/BglII断片をpDsRed1-C1E1のEcoRI/BamHI中へサブクローニングし、pDsRed-rZHX3 (HD1)を作製した。生ずるプラスミドのE



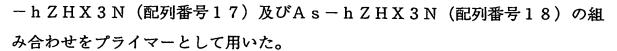
coRI/XhoI断片をpACT2のEcoRI/XhoIサイト中へサプクローニングし、pAD-ZHX3(242-488)を得た。

pBSII-KIAA0395はDr. Takahiro Nagase(KAZUSA DNA RESEARCH INS TITUTE、Japan)から賦与された。上記プラスミドの1.2kbのSalI/ApaI断片をpDsRed1-C1E1のSalI/ApaIサイト中へサブクローニングし、pDsRed-ZHX3(HD2-5)を作製した。生ずるもののBglII/BamHI断片をpACT2B1のBamHIサイト中へサブクローニングし、pAD-ZHX3(498-903)を得た。

[0011]

pAD-ZHX1 (142-873), pAD-ZHX1 (272-873) , pAD-ZHX1 (565-873), pAD-ZHX1 (272-564), pAD-ZHX1 (272-432), pAD-ZHX1 (430-564), pAD-ZHX1 (345-463), pDBD, pYA1-269, pYA1-140, pYA1-112, pYA141-269, pYA172-269 、及びpYA205-269を既報に従って作製した(非特許文献1、2) HEK293細胞からのトータルRNAを製造業者のプロトコルに従ってTR IZOL試薬を用いて調製した。逆転写ーポリメラーゼ鎖反応(RT-PCRs)を若干の改変を伴って以前に示したように行った(非特許文献2)。ポリメラ ーゼ鎖反応(PCR)条件はExTagDNAポリメラーゼの使用を除いては、 以前に示した(非特許文献2)。S-hZHX3-ApaI2(配列番号5)及 びAs-hZHX3-STOP4(配列番号6)、S-hZHX3-NcoI(配列番号7)及びAs-hZHX3-BsmBI2(配列番号8)、S-hZH X3-Met(配列番号9)及びAs-hZHX3-NcoI(配列番号10) 、S-hZHX3-HD1(配列番号11)及びAs-hZHX3-HD2(配 列番号12)、S-hZHX3-HD1(配列番号11)及びAs-hZHX3 -1506(配列番号13)、S-hZHX3-1090(配列番号14)及び As-hZHX3-HD2(配列番号12)、S-hZHX3-HD2(配列番 号15)及びAs-h2HX3-HD2(配列番号12)、S-h2HX3-H D1(配列番号11)及びAs-hZHX3-HD1(配列番号16)、及びS





[0012]

これらの生成物をpGEM-T Easyベクター中へサブクローニングし、それぞれ、pGEM-T Easy ZHX3 (ApaI/STOP)、pGEM-T Easy ZHX3 (NcoI/BsmBI)、pGEM-T Easy ZHX3 (Met/NcoI)、pGEM-T Easy ZHX3 (HD1-2)、pGEM-T Easy ZHX3 (HD1-1506)、pGEM-T Easy ZHX3 (HD1-1506)、pGEM-T Easy ZHX3 (HD2)、pGEM-T Easy ZHX3 (HD1)、及びpGEM-T Easy ZHX3 (HD2)、pGEM-T Easy ZHX3 (HD1)、及びpGEM-T Easy ZHX3 (HD1)、及びpGEM-T Easy ZHX3 (HD1)、及びpGEM-T Easy ZHX3 Nを得た。

GBKT7MCS1(配列番号19)及びGBKT7MCS2オリゴヌクレオチド(配列番号20)をアニーリングし、リン酸化し、そしてpGBKT7のEcoR1/BamHIサイト中へサブクローニングし、pGBKT7B1を得た。上記pGEM-T Easy ZHX3(ApaI/STOP)のApaI/BamHI断片をpDsRed-ZHX3(HD2-5)のApaI/BamHIサイト中へサブクローニングし、pDsRed-ZHX3(HD2-STOP)を得た。pGEM-T Easy ZHX3(NcoI/BsmBI)のEcoRI/BsmBI断片をpDsRed-ZHX3(HD2-STOP)のEcoRI/BsmBIサイト中へサプクローニングし、pDsRed-ZHX3(NcoI-STOP)を得た。

[0013]

S-GBKT7-NdeI(配列番号21)及びAs-GBKT7-NcoIオリゴヌクレオチド(配列番号22)をアニーリングし、リン酸化し、そしてpGBKT7B1のNdeI/NcoIサイト中へ挿入し、pGBKT7NENを得た。pDsRed-ZHX3(NcoI-STOP)の2kbのNcoI/BamHI断片をpGBKT7NENのNcoI/BamHIサイト中へサブクローニングし、pGBKT7-ZHX3(NcoI-STOP)を得た。上記pGEM-T Easy ZHX3(Met/NcoI)をNcoIで消化し、96



0 b pの断片をpGBKT7-ZHX3(NcoI-STOP)のNcoIサイト中へサブクローニングし、pDBD-ZHX3(1-956)を得た。生ずるプラスミドをBamHIで消化し、K1enow反応により平滑末端処理し、そしてその後EcoRIで消化した。上記2.9kbの断片をpGEX-5X-1ベクターのEcoRI/SmaIサイト中へサブクローニングし、pGST-ZHX3(1-956)を得た。pGST-ZHX3(1-956)のEcoRI/XhoI断片をpACT2B1のEcoRI/XhoIサイト中へサブクローニングし、pAD-ZHX3(1-956)を得た。PCRはS-hZHX3HD1(配列番号11)及びAs-hZHX3-HD1-Eco(配列番号23)の組み合わせをプライマーとして、pDBD-ZHX3(1-956)を鋳型として用いて行われた。EcoRIでの消化後、上記断片をpACT2B1のEcoRIサイト中へサブクローニングし、pAD-ZHX3(303-364)を得た。

[0014]



FP-ZHX3 (364-555)、pGFP-ZHX3 (497-555)を得た。pGEM-T Easy ZHX3 (HD1)のEcoRI/BamHI断片をpSG424B1ベクターのEcoRI/BamHIサイト中へサブクローニングし、pGAL4-ZHX3 (303-364)を得た。

[0015]

PCRはS-hZHX3-Met3 (配列番号24) 及びAs-hZHX3-909 (配列番号25)、S-h ZHX3-Met3 (配列番号24) 及びAs - h Z H X 3 - 4 3 5 (配列番号 2 6)、S - h Z H X 3 - 4 3 6 (配列番号 2 7)及びAs-hZHX3-909(配列番号25)、S-hZHX3-Met 3 (配列番号24)及びAsーhZHX3-321(配列番号28)、S-hZ HX3-322(配列番号29)及びAs-hZHX3-435(配列番号26)、及びS-hZHX3-1663(配列番号30)及びAs-hZHX3-B smBI-2 (配列番号31) の組み合わせをプライマーとして、pDBD-2 HX3 (1-956) を鋳型として用いて、そしてS-hZHX3-1090 (配列番号14)及びAsーhZHX3-1506(配列番号13)の組み合わせ をプライマーとして、pGFP-ZHX3(303-555)を鋳型として用い て行われた。増幅されたDNAもpGEM-T Easy又はpT7Blue-Tーベクター中へサブクローニングし、pGEM-T Easy ZHX3 (Met/909), pGEM-T Easy ZHX3 (Met/435), pGEM-T Easy ZHX3 (436/909), pT7Blue-2 ZHX3 (Met/321), pT7Blue-2 T ZHX3 (322 /435)、pGEM-T Easy ZHX3 (1663/2022)、及び pGEM-T Easy ZHX3 (1090/1506) をそれぞれ得た。こ れらのプラスミドのEcoRI/BamHI断片をpSG424B1又はpEG FP-C1E1ベクターのEcoRI/BamHIサイト中へサブクローニング l, pGAL4-ZHX3 (1-145), pGAL4-ZHX3 (146-3)03), pGFP-ZHX3 (1-303), pGFP-ZHX3 (1-107)、pGFP-ZHX3(108-145)、及びpGFP-ZHX3(146 -303) をそれぞれ得た。pGEM-T Easy ZHX3 (1090/1



506)のEcoRI/BamHI断片をpSG424B1のEcoRI/BamHIサイト中へサブクローニングし、pGAL4-ZHX3 (364-502)を得た。pGEM-T Easy ZHX3 (1663/2022)のEcoRI/BsmBI断片をpDsRed-ZHX3 (HD2-STOP)のEcoRI/BsmBIサイト中へサブクローニングし、pDsRed-ZHX3 (1663-STOP)を得た。生ずるプラスミドのEcoRI/BamHI断片をpEGFP-C1E1のEcoRI/BamHIサイト中へサブクローニングし、pGFP-ZHX3 (555-956)を得た。

[0016]

HisCMCS1 (配列番号32) 及びHisCMCS2オリゴヌクレオチド (配列番号33) をアニーリングし、リン酸化し、そしてpcDNA3. 1 His-CのKpnI/EcoRIサイト中へサブクローニングし、pcDNA3. 1 His-C2を得た。上記pGST-ZHX1 (272-432) は以前に示された (12)。pGST-ZHX1 (272-432)の480bpのBam HI断片をpcDNA3. 1 His-C2のBamHIサイト中へサブクローニングし、pCMV-ZHX1 (272-432)を得た。

以上全てのプラスミドのヌクレオチド配列をDNAシークエンサー3100(A pplied Biosystems)を用いて確認した。

[0017]

試験例2 ライブラリースクリーニング

酵母転写因子GAL4のDNA結合ドメイン(DBD)に融合した、ヒトZHX1の全コード配列を発現する、pDBD-ZHX1(1-873)(pGBKT7-ZHX1(1-873))、及びラット顆粒膜細胞及びFCDNAライブラリーの構築は既報に従って行った(非特許文献3等)。AH109酵母細胞を上記pDBD-ZHX1(1-873)プラスミドで形質転換した。上記株はCDNAライブラリーをスクリーニングするためのおとりとして使用された。TE/LiA に、AC-CE がた高効率形質転換法がライブラリースクリーニングに使用された(AC-CE がたるのである。AC-CE がたるので

ラリーの1500万及び1100万の独立の ρ ローンがそれぞれ、q mM q m

(非特許文献1、2等)、浸透された細胞について行った。それぞれの陽性クローンからのヌクレオチド配列をBLAST配列探索及び比較プログラムを用いてGenBankデータベース内に入っているものと比較した。

[0018]

試験例3 cDNA末端の高速増幅(RACE)

ヒトZHX3cDNAの5'末端を得るために、ヒト精巣マラソンーレディ cDNA及びAdvantage2PCRキットを用いて5'-RACE法を使用した。2つの遺伝子特異的プライマー、hZHX3-5RACE-As1(配列番号34)、及びhZHX3-5RACE-As2(配列番号35)を使用した。上記5'-RACE-fifi間は製造業者が推奨するプロトコルに従って行われた。増幅されたDNA断片をffiのffiに列を決定した。

[0019]

<u>試験例4 Polv(A)+RNAプロット分析</u>

ヒトMultiple Tissue Northern Blot及びBlotIIを、pGEM-T Easy hZHX3N プラスミドから単離された、ヒトZHX3 cDNAの0.6kbのα-32P dCTP-標識EcoR



I断片とハイプリダイゼーションし、そしてBcaBest DNA標識キットで標識した。ExpressHybハイブリダイゼーション溶液を前ハイブリダイゼーション及びハイブリダイゼーションに使用した。前ハイブリダイゼーション、ハイブリダイゼーション及び洗浄の手順は供給者により提供されるプロトコルに従って行われた。

[0020]

試験例 5 酵母 2 ーハイブリッドシステム及び液体 β ーガラクトシダーゼ分析

ZHX3とのZHX1のヘテロ二量体化ドメインを分析するために、pDBD 又はpDBD-G23を含むSFY526酵母株を、GAL4 ADを融合した ZHX1のさまざまな切り取られた形態、又はpACT2で形質転換した。ZH X1とのZHX3のヘテロ二量体化ドメイン又はZHXのホモ二量体化ドメイン をマッピングするために、pDBD、pDBD-ZHX1 (1-873)又はp DBD-G23を含むSFY526酵母株を、GAL4 ADを融合したZHX 3のさまざまな切り取られた形態、又はpACT2で形質転換した。ZHX3の NF-YAとの相互作用ドメインを調べるために、pDBD又はpYA1-26 9を含むSFY526酵母株を、GAL4 ADに融合されたZHX3のさまざまな切り取られた形態で形質転換した。NF-YAのZHX3との相互作用ドメインをマッピングするために、pAD-ZHX3 (242-488)を含むSF Y526酵母株を、GAL4 DBDに融合されたNF-YAのさまざまな切り 取られた形態で形質転換した。

これらの β - ガラクトシダーゼ活性は既報(非特許文献1、2、3)に示されたように、決定された。

[0021]

試験例6 グルタチオンーSートランスフェラーゼ(GST)プルダウン分析

pGST-ZHX1(1-873)プラスミドを既報に従って作製した(非特許文献3)。TOPP3細胞をpGEX-5X-1、pGST-ZHX1(1-873)、pGST-G23又はpGST-ZHX3(1-956)融合タンパク質発現プラスミドで形質転換した。上記GST融合タンパク質の調製、in vit roで翻訳されたZHX1の35S-標識及びプルダウン分析は以前に示された(

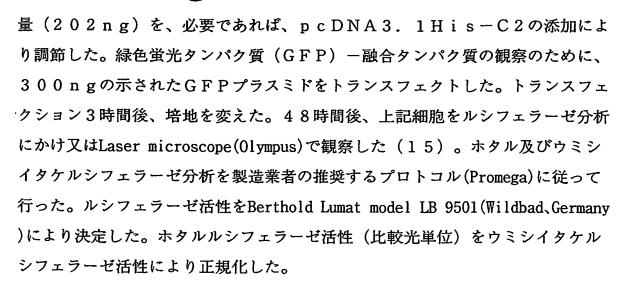


[0022]

<u>試験例7 細胞培養及びDNAトラン</u>スフェクション

HEK293細胞を10%ウシ胎児血清で補充したDulbecco's modified Eag les medium中で37℃で5%CO2インキュベーター中で培養した。

DNAトランスフェクションはLIPOFECTAMINE PLUS試薬を 用いて行われた。トランスフェクションに使用された全てのプラスミドはQIA GENプラスミドキットを用いて調製され、続いてCsC1勾配超遠心分離を行 った。細胞(ウェル当たり5×104)をトランスフェクションの前日に24ウ ェルプレート中で接種した。上記5×GAL4-pGL3 Controlは既 報に従って作製した(Tanaka, T., Inazu. T., Yamada, K., Myint, Z., Keng, V. W., Inoue, Y., Taniguchi, N., and Noguchi, T. (1999) Biochem. J. 339, 111-117)。5×GAL4-pGL3Control又はpGL3-Cont rolはレポータープラスミドとして使用された。ZHX3の転写活性の決定の ために、100ngのレポータープラスミド、2ngのpRL-CMW、及び示 された量のGAL4 DBD-ZHX3融合タンパク質発現プラスミドをトラン スフェクトした。プラスミドの総量(152ng)を、必要であれば、pSG4 24の添加により調節した。ZHX3のZHX1とのヘテロ二量体化の、ZHX 3の転写活性への効果の分析のために、100ngのレポータープラスミド、2 ngのpRL-CMW、50ngのGAL4 DBD融合タンパク質発現プラス ミド、及び示された量のヒトZHX1の二量体化ドメインの発現プラスミド、p CMV-ZHX1(272-432)をトランスフェクトした。プラスミドの総



[0023]

実施例1

本実施例では、ZHX1による転写抑制の分子メカニズムを分析し、ヒトZHX1が既知の又は新規の転写因子と相互作用するかという問題を調べるために、ZHX1相互作用タンパク質のスクリーニングを行った。ヒトZHX1の全コード配列をGAL4 DBDに融合し、そしてこのキメラタンパク質を酵母2ーハイブリッドシステム(試験例5)を用いてラット肝及び顆粒膜細胞 c DNAライブラリーをスクリーニングするためのおとりとして使用した(試験例2)。それぞれのライブラリーの約1. 5×10^7 及び1. 1×10^7 の独立のクローンをスクリーニングし、そして16及び25クローンが再現可能なHish 、Adee+、及び α -gal 陽性特性をそれぞれ示した。これらのクローンからGAL4 AD融合タンパク質をコードするプラスミドを単離した。それらのヌクレオチド配列の決定後、それらをBLAST探索プログラムを用いてGenBankデータベースと比較した。その結果を表1に示す。

[0024]



The ZHX1-interacting proteins

Protein	Number of clone
BS69 corepressor	9
Nuclear protein, ataxia-telangiectasia-like protein	5
Androgen-induced alsose reductase	3
ATF-IP	2
Spinocerebellar ataxia type I	2
Zyxin	2
Elf-1	. 1
Eleven-nineteen lysine-rich leukemia gene	1
ZHX1	8
unknown	8

[0025]

表1に示すように、BS69共リプレッサー、核タンパク質、毛細血管拡張性運動失調様タンパク質、アンドロゲンで誘発されるアルドース還元酵素、活性化転写因子(ATF)相互作用タンパク質(ATF-IP)、脊髄小脳性運動失調 I型、ジキシン、Elf-l、11-19リジンーリッチ白血病遺伝子、及び ZHX1が既知のタンパク質としてクローニングされた(非特許文献 3等)。8クローンは未知のタンパク質をコードした。興味深いことに、3クローン、G23、G58、及びL26はZnf及びHDモチーフの両方をコードした。詳細なヌクレオチド配列分析は、G23のヌクレオチド配列がG58のそれに含まれており、そして上記ヌクレオチド配列ははじめにクローニングされたヒトKIAA0395 cDNAのそれと相似性を示したことを示した。発明者らはこの研究においてこれらのクローンの分析に焦点をおいた。KIAA0395とは異なる上記L26クローンはZHX2として他の報告において現れるであろう。

次に、ヒトKIAA0395cDNAの5'一非コード配列及び残りのコード 領域を単離するために、5'一RACE法(試験例3)を用いた。遺伝子特異的 プライマー及びアダプタープライマーの組み合わせを用いて、cDNA断片をヒ



[0026]

非常に興味深いことに、全長 c D N A は 9 6 5 アミノ酸残基のオープンリーディングフレームを有し、そしてそのタンパク質の推定されたアミノ酸配列は ZHX X 1 に加えて 2 つの $Cys_2-His_2-\mathbb{Z}Zn_f$ モチーフ及び 5 つの HD を含む。このアミノ酸配列を配列番号 1 に示す。発明者らはこのタンパク質を ZHX 3 と呼ぶ。記号 ZHX 3 は、ジンクフィンガー及びホメオボックス 3 の名前から、HUGO Nomenclature Committeeに提示された。図 1 にこのヒト ZHX 3 の推測されるアミノ酸配列のヒト ZHX 1 との比較を示す。

このヒトZHX3タンパク質は予測された分子量104.7キロダルトン及び 等電点5.68を有する。上記pAD-G58及びpAD-G23がそれぞれZ HX3の114~642の及び242~615のアミノ酸配列をコードする一方 で、上記KIAA0395はヒトZHX3の498~956のアミノ酸配列をコードする。転写制御ドメインとして働きうるグルタミン酸ーリッチ領域は670 ~710のアミノ酸配列中に存在し、そして推定される核移行シグナルは存在し ない。ZHX3及びZHX1の間のコード領域におけるヌクレオチド配列及びア ミノ酸配列における相同性は、それぞれ46.9%及び34.4%であった。

[0027]

次に、ヒトZHX3 mRNAの組織分布をノザンブロット分析(試験例4)により決定した。図2に示すように、ヒトZHX3 mRNAは複数のバンド、長さ9.4、7.3、5.0、及び4.6kbとして検出された。発明者らのクローニングされた挿入物の大きさは9,302bpであったので、それは最長の転写物とほぼ同じである。強さは組織間でさまざまであったが、これらの転写物は調べた全ての組織において観察された。このことはヒトZHX3 mRNAは普遍的に発現されることを示している。

[0028]

実施例 2

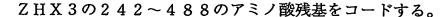
本実施例では、ZHX1のどのドメインがZHX3との相互作用に必要とされ



るかという問題を調べるために、ZHX1及びZHX3の間の最小へテロ二量体 化ドメインのマッピングを行った。酵母株SFY526を、GAL4 DBDの みを発現するpDBD又はGAL4 DBDに融合されたZHX3のアミノ酸残 基242~615をコードするpDBD-G23で形質転換した。上記2つの酵 母株はレポーター酵母として使用された。GAL4 ADのみを発現するpAC T2又はGAL4 ADに融合されたΖHX1のさまざまな切断された形態をコ ードするいくつかのプラスミドは獲物プラスミドとして使用された。pDBDを 含むレポーター酵母をこれらの獲物プラスミドで形質転換したとき、それらは低 β - ガラクトシダーゼ活性を示した(データは示していない)。さらに、pDBD-G23を含むレポーター酵母をpACT2、pAD-ZHX1 (565-8 73)、pAD-ZHX1 (430-564) 又はpAD-ZHX1 (345-463)で形質転換したとき、これらの酵母も低 β - ガラクトシダーゼ活性を示 した(図3)。対照的に、上記酵母をpAD-ZHX1(142-873)、p AD-ZHX1 (272-873)、pAD-ZHX1 (272-564) 又は pAD-ZHX1 (272-432) で形質転換したとき、高 β -ガラクトシダ ーゼ活性が観察された。上記pAD-ZHX1 (272-432) はZHX1の 242~432のアミノ酸残基をコードする。

[0029]

次に、ZHX3のどのドメインがZHX1との相互作用に必要とされるかの問題を決定した。酵母株SFY526を、GAL4 DBDに融合されたZHX1 の全コード配列をコードするpDBD-ZHX1(1-873)又はpDBDで形質転換した。上記2つの酵母株はレポーター酵母として使用された。上記pACT2又はGAL4 ADに融合されたZHX3のさまざまな切断された形態をコードするいくつかのプラスミドは獲物プラスミドとして使用された(図4)。pDBDを含むレポーター酵母をこれらの獲物プラスミドで形質転換したとき、それらは低 β -ガラクトシダーゼ活性を示した(データは示していない)。これらの酵母はpDBD-ZHX1(1-873)を含むレポーター酵母をpAD-G23又はpAD-ZHX3(242-488)で形質転換したときのみ、高 β -ガラクトシダーゼ活性を示した。上記pAD-ZHX3(242-488)は



これらの結果はZHX1及びZHX3はHD1を含むそれぞれの領域を通して ヘテロ二量体化することを示す。

[0030]

次に、ZHX1及びZHX3の間の特異的相互作用を実証するためにin vitro GSTプルダウン分析(試験例6)を行った。発明者らは4つのプラスミド、GSTのみを発現するpGEX-5X-1、GSTに融合されたヒトZHX3の242~615のアミノ酸配列をコードするpGST-G23、GSTに融合されたヒトZHX3の25HX3(1-956)、及びGSTに融合されたヒトZHX1タンパク質の全コード領域を発現するpGST-ZHX3(1-956)、及びGSTに融合されたヒトZHX1タンパク質の全コード領域を発現するpGST-ZHX1(1-873)をそれぞれ使用した。これらのタンパク質を大腸菌で発現させ、そしてグルタチオンーセファロースビーズに固定した。上記in vitroで翻訳した、35S-標識した、全長ヒトZHX1は、GST-G23及びGST-ZHX3(1-956)に結合するが、GSTのみには結合しないことがわかった(図5、レーン3及び6)。さらに、上記in vitroで翻訳した、35S-標識した、全長ヒトZHX3はGST-ZHX1(1-873)に結合するが、GSTのみには結合しないことがわかった(図5、レーン9)。対照的に、プログラム化されていない網状赤血球溶解物は上記タンパク質のいずれにも結合しなかった(データは示していない)。

これらの結果は、ZHX1はin vivo及びin vitroの両方で、ZHX3とヘテロ二量体を形成することができることを示す。

[0031]

実施例3

本実施例では、ZHX1はホモ二量体を形成するので、酵母2-ハイブリッドシステム(試験例5)を用いてZHX3のホモ二量体の形成を調べるために、ZHX3の最小ホモ二量体化ドメインのマッピングを行った。pDBD又はpDBD-G23を含む2つのSFY526酵母株をレポーター酵母として使用した。発明者らはさまざまな獲物プラスミド、pACT2、pAD-G23、及びpAD-ZHX3(242-488)、pAD-ZHX3(303-364)、及び



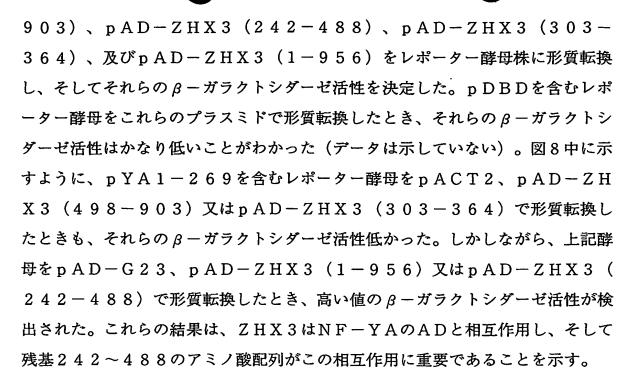
pAD-ZHX3(498-903)をそれぞれ調製した。これらのプラスミドをレポーター酵母に形質転換し、そして β -ガラクトシダーゼ活性をそれぞれの場合において決定した(図 6)。 pDBDを含むレポーター酵母を上記プラスミドで形質転換したとき、それらは低 β -ガラクトシダーゼ活性を示した(データは示していない)。さらに、pDBD-G23を含むレポーター酵母をpACT2、pAD-ZHX3(303-364)、及びpAD-ZHX3(498-903)で形質転換したときも、非常に低い β -ガラクトシダーゼ活性が検出された。対照的に、pAD-G23又はpAD-ZHX3(242-488)で形質転換した酵母は高 β -ガラクトシダーゼ活性を示した。これらの結果は、ZHX3は242-488の領域を介してホモ二量体を形成することができることを示す。

次に、ZHX3のホモ二量体化を実証するためにin vitro GSTプルダウン分析を行った。発明者らは2つのプラスミド、pGEX-5X-1及びpGST-ZHX3(1-956)をそれぞれ使用した。これらのタンパク質を大腸菌で発現させ、そしてグルタチオンーセファロースビーズに固定した。上記in vitroで翻訳された、35S-標識された、全長ヒトZHX3はGST-ZHX3(1-956)に結合するがGSTのみには結合しないことがわかった(図7)。対照的に、プログラム化されていない網状赤血球溶解物は上記タンパク質のいずれにも結合しなかった(データは示していない)。これらの結果は、ZHX3はin vivo及びiv vitroでホモ二量体を形成することができることを示す。

[0032]

実施例 4

本実施例では、ZHX3がNF-YAのADとも相互作用することを調べた。 ヒトZHX1ははじめにNF-YAと相互作用するタンパク質としてクローニングされた(非特許文献2)。本実施例では、ZHX3のNF-YAとの相互作用を酵母2-ハイブリッドシステム(試験例5)を用いて調べた。発明者らはそれぞれpDBD又はpYA1-269で形質転換した2つのレポーター酵母株を使用した。上記pYA1-269はGAL4 DBDと融合したNF-YAのADを発現する。上記pACT2、pAD-G23、pAD-ZHX3(498-



[0033]

<u>実施例 5</u>

本実施例では、ZHX3が転写リプレッサーであることを確認するために、哺乳類のワンハイブリッドシステム(試験例7)を用いてZHX3の転写の役割を決定した。GAL4-結合部位の5つのコピーがpGL3-ControlのSV40プロモーターの上流に挿入された、上記5×GAL4-pGL3Cont



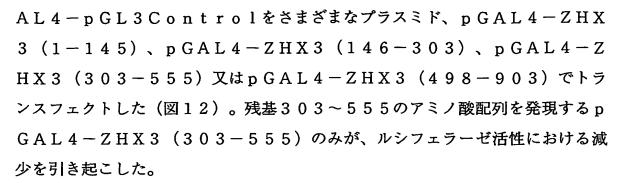
rolプラスミドを、レポータープラスミドとして使用された(14)。 2つの エフェクタープラスミド、GAL4 DBDのみを発現するpSG424、及び GAL4 DBDのC末端に融合されたヒトZHX3の全コード領域を発現する pGAL4-ZHX3(1-956)を調製した。図10及び図11に示すよう に、 $5\times GAL4-pGL3Control$ 及びさまざまな量のpGAL4-ZHX3(1-956)をHEK293細胞中に共トラスフェクトしたとき、上記 ルシフェラーゼ活性は用量依存的な様式で減少された。上記最高阻害は50ngの pGAL4-ZHX1(1-956)で得られた。対照的に、GAL4-結合部位の5つのコピーを欠く上記 pGL3-ControlをpSG424 又は pGAL4-ZHX3(1-956)でトラスフェクトしたとき、上記ルシフェラーゼ活性は変化しなかった(図10)。これらの結果は、上記GAL4-ZHX3 る融合タンパク質はGAL4 結合部位依存的な様式でルシフェラーゼ活性を減少させることを示し、ZHX3 は転写リプレッサーとしてはたらくことを示す。

発明者らはその後 Z H X 3 の Z H X 1 とのヘテロ二量体化はその転写リプレッサー活性に必要であるかどうかの問題を調べた。発明者らは、 Z H X 1 の 2 7 2 ~ 4 2 3 のアミノ酸配列が発現される、 p C M V − Z H X 3 (2 7 2 − 4 3 2)を調製した。この領域は Z H X 1 の Z H X 3 との二量体化ドメインと一致するが、 Z H X 1 のリプレッサードメインは含まない(Yamada, K., Kawata, H., Matsuura, K., Shou, Z., Hirano, S., Mizutani, T., Yazawa, T., Yoshino, M., Sekiguchi, T., Kajitani, T., and Miyamoto. K. (2002)Biochem. Biophys. Res. Comm. 279, 368–374)。従って、このタンパク質の過剰発現は Z H X 1 のドミナントネガティブ形として機能する。上記プラスミドを上記分析システムにおいて共トラスフェクトしたとき、上記ルシフェラーゼ活性は用量依存的な様式で増加された(図 1 1)。対照的に、 p c D N A 3. 1 H i s C − 2 の共トランスフェクトはルシフェラーゼ活性に全く影響しなかった。これらの結果は、 Z H X 3 の Z H X 1 とのヘテロ二量体化はリプレッサー活性の必要条件であることを示す。

[0034]

最後に、ZHX3の最小リプレッサードメインを決定するために、上記5×G





より詳細な分析のために、発明者らはエフェクタープラスミド、pGAL4-ZHX3(303-502)、pGAL4-ZHX3(303-364)又はpGAL4-ZHX3(364-502)を調製した。pGAL4-ZHX3(303-502)を上記レポータープラスミドでトランスフェクトしたときのみ、上記ルシフェラーゼ活性は減少された(図12)。これらの結果は、ZHX3の残基303~502のアミノ酸配列はリプレッサー活性に重要であることを示す

[0035]

実施例6

本実施例では、ZHX3タンパク質の細胞内局在を調べるために、GFP-ZHX3融合タンパク質発現系を使用して、ZHX3の細胞内局在の決定及び核移行シグナル (NLS) のマッピングを行った。このため、GFPに融合したZHX3のさまざまな切断された形態を調製した。これらのプラスミドをHEK293細胞中にトランスフェクトし、そしてGFP融合タンパク質の細胞内局在を観察した。GFPタンパク質のみをコードするDEGFP-C1E1は細胞全体において観察された(図13)。対照的に、全長ZHX3がGFPのC末端に融合された<math>GFP-ZHX3(1-956)は核内に局在した。ZHX3のNLSを決定するために、さまざまなプラスミドをトランスフェクトした。DGFP-ZHX3(1-303)、DGFP-ZHX3(303-555)、DGFP-ZHX3(1-303)及びDGFP-ZHX3(303-555)の両方が核内に局在した。対照的に、DGFP-ZHX3(555-956)をトランスフェクトしたとき、DGFP-ZHX3(1-303)及びDGFP-ZHX3(555-956)をトランスフェクトしたとき、DGFP-ZHX3(555-956)をトランスフェクトしたとき、上記タンパク質は核外に局在した。これらの結果は、DGFP-ZHX3(2HX3は2つ



のNLS及び核輸出シグナル(NES)を含むことを示す。最小のNLSsをマッピングするために、さまざまなプラスミドを構築した。3のプラスミド、pG FP-ZHX3(1-107)、pGFP-ZHX3(364-555)、及び pGFP-ZHX3(497-555)をトランスフェクトしたときのみ、ZHX3の核局在が観察された。これらの結果は、ZHX3はGFP融合タンパク質 として核内に局在することができ、そしてZHX3の2つのNLSはそれぞれ1~107、及び497~555のアミノ酸配列に位置することを示す。

[0036]

まとめ

上記実施例にて、 ΖΗΧ-1相互作用タンパク質の探索を行い、主にそれらの うち新規転写リプレッサーZHX3を分析し、そしてその機能ドメインをマッピ ングした。ZHX3の最小機能ドメインは図14に要約される。ZHX1はもち ろん、ZHX3は2つのZnfモチーフ及び5つのHDを含み、ホモ二量体を形 成し、NF-YAのADと相互作用し、そして核内に局在する。さらに、ZHX 3 mRNAは普遍的に発現される。この発見から、発明者らは、ZHX1及び ZHX3の両方が同じファミリー、すなわち、ZHXファミリーの構成員である ことを結論づけた。ZHX1及びZHX3の全アミノ酸配列の相同性は34.4 %であったが、上記2つのZnfモチーフ及び5つのHDは高く保存されていた 。ZHX1及びZHX3の間のZnf1、Znf2、HD1、HD2、HD3、 HD4、及びHD5のアミノ酸配列における相同性は、それぞれ50.0、45 . 5、61.7、50.0、53.3、43.3、及び33.3%であった。上 記HD4は他のドメインよりも非常に低い相同性示した。独特のグルタミン酸ー リッチ酸性領域がZHX3の残基670~710のアミノ酸配列中に局在する(図1及び9)。一般的に、上記2nfモチーフ、HD、及び酸性領域は転写因子 の機能特性に責任がある。例えば、60アミノ酸から成る、上記2nfモチーフ 及びHDの両方は同族のDNA配列に結合するのに必要とされ、上記グルタミン 酸ーリッチ領域は転写活性に関係し、そして塩基性領域は上記DBD又はNLS である (Gehring, W. J., Affolter, M., and Burglin, T. (1994) Annu. Rev. Biochem. 63, 487-526 等)。



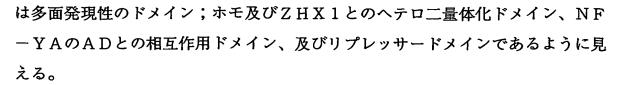


[0037]

ZHX3はZHX1とヘテロ二量体を形成するのみでなく、ホモ二量体をも形成する。ZHX3の242~488のアミノ酸配列はこれらの二量体化に必要及び十分である(図3~7)。ZHX1のZHX3とのホモ及びヘテロ二量体化の最小ドメインはZHX1の272~432のアミノ酸配列にマッピングされた(図3~5)。これらの領域はHD1を含むが、HD1のみは二量体化できない(図3~9)。HD1を含むより広範な領域が二量体化に必要とされる。さらに、ZHX3及びZHX1の両方がNF-YAのADと相互作用する;前者は上記NF-YAのセリン/スレオニンーリッチADと、そして後者はグルタミンーリッチADとそれぞれ相互作用する(図8,9)。ZHX3のNF-YAのADとの相互作用ドメインはZHX3の二量体化ドメインと同じ領域にマッピングされた(図8,9)。対照的に、ヒトZHX1のHD1~HD2領域を含む272~564のアミノ酸配列はその相互作用に必要とされる(非特許文献1)。ZHX1のZHX3とのヘテロ二量体複合体がNF-YAの異なるADと相互作用するかどうかの問題は決定されないままである。

[0038]

ZHX3は転写リプレッサーである(図10~12)。ZHX3の最小リプレッサードメインは二量体化及び相互作用ドメインの両方と重なる領域にマッピングされる。興味深いことに、ZHX1のヘテロ二量体化ドメインの過剰発現は、リプレッサー活性には責任はないが、ZHX3のリプレッサー活性における減少を引き起こした(図11)。このことは、ZHX3は本質的にリプレッサー活性をもたず、そして上記観察された活性は二量体化のパートナーである、リプレッサードメインが酸性領域のC末端に局在する(Yamada, K., Kawata, H., Matsuura, K., Shou, Z., Hirano, S., Mizutani, T., Yazawa, T., Yoshino, M., Sekiguchi, T., Kajitani, T., and Miyamoto. K. (2002) Biochem. Biophys. Res. Comm. 279, 368-374)ZHX1のリプレッサー活性に因るものであることを示唆する。しかしながら、ZHX3の二量体化ドメインは真実にリプレッサー活性を有することを証明することはできない。ZHX3がDNA結合タンパク質であるかどうかは明らかでない。その結果として、HD1領域を含むZHX3の領域

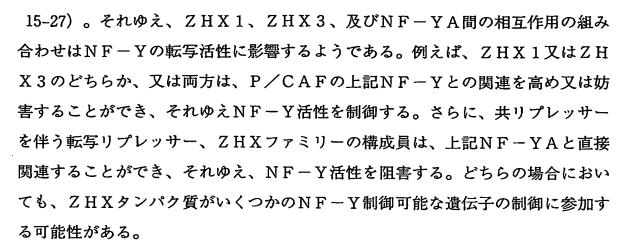


[0039]

転写制御領域は転写リプレッサーとして機能するために共因子と相互作用する (Hu, X., and Lazar, M. A. (2000) Trends Endocrinol. Metab. 11, 6-10 等)。これらの共因子はmSin3A/B、ヒストンデアセチレース、及び受容体 転写の核共リプレッサー(N-CoR)/サイレンシング仲介物質を含む。 ΖΗ X1相互作用タンパク質として、発明者らは2つの共リプレッサー、BS69及 びATF-IP (表1) をクローニングした (Hateboer, G., Gennissen, A., R amos, Y. F. M., Kerkhoven, R. M., Sonntag-Buck, V., Stunnenberg, H. G., and Bernards. R. (1995) EMBO J. 14, 3159-3169 等)。BS69ははじめに2 89 Rアデノウイルスタイプ5 E1 Aタンパク質のADと直接相互作用するタ ンパク質として同定された。BS69は、少なくとも部分的には、BS69のM YNDドメインの共リプレッサーN-CoRとの相互作用を通して、抑制を仲介 することも報告されている (Masselink, H., and Bernards, R. (2000) Oncogen e 19、1538-1546)。対照的に、ATF-IPは、RNAポリメラーゼIIホロ エンザイムを含む、基本の転写機構(TFIIE及びTFIIH)のいくつかの 成分と相互作用する (DeGraeve, F., Bahr, A., Chatton, B., and Kedinger, C . (2000) Oncogene 10, 1807-1819) 。 ZHX1及びZHX3が転写リプレッサ ーとしてはたらくとき、これらの共リプレッサーと相互作用することができ、そ れゆえ遺伝子転写を抑制する。

[0040]

さらに、ZHX1及びZHX3の両方はNF-YA相互作用タンパク質である。NF-Yは共アクチベーター、p300及びp300/環状AMP応答エレメントー結合タンパク質ー結合タンパク質ー関連因子(P/CAF)と関連することが報告されている(Mantovani, R. (1999) Gene 239, 15-27)。特に、ヒストンアセチルトランスフェラーゼ活性を伴うP/CAFはNF-YAと相互作用し、転写的に活性なNF-Y複合体を形成する(Mantovani, R. (1999) Gene 239,



[0041]

ZHX3 mRNAは普遍的に発現されるが、骨格筋、腎臓、及び精巣においてより高く発現されることがわかった(図2)。ZHX3 mRNAの大きさはノザンブロット分析により決定されるように複数であった。クローニングされた挿入物は9,302bpを含み、そして上記大きさはZHX3の最も大きな転写物と同じである。ヒトZHX3遺伝子の探索がヒトゲノムプロジェクトにより編集されたデータベースを用いて行われたとき、それは染色体20qに局在することがわかった。このことは、ZHX3遺伝子はハプロイドヒトゲノム当たり単一のコピーとして存在することを示す。ZHX3 cDNAのヌクレオチド配列は、複数のポリアデニル化シグナルが3'ー非コード領域内に存在することを明らかにした。それゆえ、より小さな大きさのmRNAは、他のZHX3関連のmRNAの存在よりもむしろ単一の遺伝子からの異なるポリアデニル化シグナルの使用により産生されうるようである。

[0042]

ZHX3の全コード領域が上記GFPのC末端に融合されたとき、それは核内に局在した(図13)。ZHX3の2つのNLS、それぞれ $1\sim107$ 、及び $497\sim555$ のアミノ酸配列があった。その一方で、上記GFPに融合されたZHX3の $498\sim956$ のアミノ酸配列は細胞全体ではなく、核外に排他的に局在する。GFPのみ又はNLSを欠くGFP-ZHX1融合タンパク質は細胞全体に局在する(図13)。このことは、ZHX3の領域はNESを含むことを示す。それゆえ、ZHX3は1つの分子内に2つのNLS及び1つのNESを含む



、より複雑なタンパク質である。ZHX1を含む多くの他のタンパク質においては、上記NLSは塩基アミノ酸残基のクラスターにマッピングされたことが報告されている(非特許文献 4 等)。この領域はインポルチン α の如き、核輸入タンパク質と関連し、そしてそれから細胞質から核へ移行される(Kaffman, A., and O'Shea, E. K. (1999) Annu. Rev. Cell Dev. Biol. 15, 291–339)。しかしながら、ZHX3の2つのNLSは塩基性領域には局在せず、そして以前に報告されたNESとは相同性を示さないので、ZHX3は核へ移行されるための他の分子と関連しうる。

[0043]

SEQUENCE LISTING

<110> Japan Science and Technology Corporation <120> 転写制御因子ZHX3

<130> PS02-1225

<160> 35

<170> PatentIn version 3.1

<210> 1

<211> 956

<212> PRT

<213> Homo sapiens

<400> 1

Met Ala Ser Lys Arg Lys Ser Thr Thr Pro Cys Met Ile Pro Val Lys

1 10 15

Thr Val Val Leu Gln Asp Ala Ser Met Glu Ala Gln Pro Ala Glu Thr
20 25 30

Leu Pro Glu Gly Pro Gln Gln Asp Leu Pro Pro Glu Ala Ser Ala Ala
35 40 45

Ser Ser Glu Ala Ala Gln Asn Pro Ser Ser Thr Asp Gly Ser Thr Leu
50 55 60

Ala Asn Gly His Arg Ser Thr Leu Asp Gly Tyr Leu Tyr Ser Cys Lys

	-														
65					70					7 5					80
Tyr	Cys	Asp	Phe	Arg	Ser	His	Asp	Met	Thr	Gln	Phe	Val	Gly	His	Met
				85					90					95	
Asn	Ser	Glu	His	Thr	Asp	Phe	Asn	Lys	Asp	Pro	Thr	Phe	Val	Cys	Ser
			100					105					110		
Gly	Cys	Ser	Phe	Leu	Ala	Lys	Thr	Pro	Glu	Gly	Leu	Ser	Leu	His	Asn
		115					120					125		•	
Ala	Thr	Cys	His	Ser	Gly	Glu	Ala	Ser	Phe	Val	Trp	Asn	Val	Ala	Lys
	130					135					140				
Pro	Asp	Asn	His	Val	Val	Val	Glu	Gln	Ser	Ile	Pro	Glu	Ser	Thr	Ser
145					150					155					160
Thr	Pro	Asp	Leu	Ala	Gly	Glu	Pro	Ser	Ala	Glu	Gly	Ala	Asp	Gly	Gln
				165					170					175	
Ala	Glu	Ile	Ile	Ile	Thr	Lys	Thr	Pro	Ile	Met	Lys	Ile	Met	Lys	Gly
			180					185					190	•	
Lys	Ala	Glu	Ala	Lys	Lys	Ile	His	Thr	Leu	Lys	Glu	Asn	Val	Pro	Ser
		195					200					205			
Gln	Pro	Val	Gly	Glu	Ala	Leu	Pro	Lys	Leu	Ser	Thr	Gly	Glu	Met	Glu
	210					215					220				
Val	Arg	Glu	Gly	Asp	His	Ser	Phe	Ile	Asn	Gly	Ala	Val	Pro	Val	Ser
225					230					235					240
Gln	Ala	Ser	Ala	Ser	Ser	Ala	Lys	Asn	Pro	His	Ala	Ala	Asn	Gly	Pro
				245					250					255	
Leu	Ile	Gly	Thr	Val	Pro	Val	Leu	Pro	Ala	Gly	Ile	Ala	Gln	Phe	Leu
			260					265					270		
Ser	Leu	Gln	Gln	Gln	Pro	Pro	Val	His	Ala	Gln	His	His	Val	His	Gln
		275					280					285			
Pro	Leu	Pro	Thr	Ala	Lys	Ala	Leu	Pro	Lys	Val	Met	Ile	Pro	Leu	Ser
	290					295					300				



Sea	Ile	Pro	Thr	Tyr	Asn	Ala	Ala	Met	Asp	Ser	Asn	Ser	Phe	Leu	Lys
305	5				310					315					320
Ası	ı Ser	Phe	His	Lys	Phe	Pro	Tyr	Pro	Thr	Lys	Ala	Glu	Leu	Cys	Tyr
				325					330					335	
Leu	ı Thr	Val	Val	Thr	Lys	Tyr	Pro	Glu	Glu	Gln	Leu	Lys	Ile	Trp	Phe
			340					345					350		
Thi	Ala	Gln	Arg	Leu	Lys	Gln	Gly	Ile	Ser	Trp	Ser	Pro	Glu	Glu	Ile
		355					360					365			
Glu	ı Asp	Ala	Arg	Lys	Lys	Met	Phe	Asn	Thr	Val	Ile	Gln	Ser	Val	Pro
	370					375					380				
Glr	Pro	Thr	Ile	Thr	Val	Leu	Asn	Thr	Pro	Leu	Val	Ala	Ser	Ala	Gly
385	5				390					395					400
Asr	val	Gln	His	Leu	Ile	Gln	Ala	Ala	Leu	Pro	Gly	His	Val	Val	Gly
				405					410					415	
Glr	Pro	Glu	Gly	Thr	Gly	Gly	Gly	Leu	Leu	Val	Thr	Gln	Pro	Leu	Met
			420					425					430		
Ala	ı Asn	Gly	Leu	Gln	Ala	Thr	Ser	Ser	Pro	Leu	Pro	Leu	Thr	Val	Thr
		435					440					445			
Sei	Val	Pro	Lys	Gln	Pro	Gly	Val	Ala	Pro	Ile	Asn	Thr	Val	Cys	Ser
	450					455					460				
Asr	Thr	Thr	Ser	Ala	Val	Lys	Val	Val	Asn	Ala	Ala	Gln	Ser	Leu	Leu
465	,				470					475					480
Thi	Ala	Cys	Pro	Ser	Ile	Thr	Ser	Gln	Ala	Phe	Leu	Asp	Ala	Ser	Ile
				485					490					495	
Tyr	Lys	Asn	Lys	Lys	Ser	His	Glu	Gln	Leu	Ser	Ala	Leu	Lys	Gly	Ser
			500					505					510		
Phe	Cys	Arg	Asn	Gln	Phe	Pro	Gly	Gln	Ser	Glu	Val	Glu	His	Leu	Thr
		515					520					525			
Lys	Val	Thr	Gly	Leu	Ser	Thr	Arg	Glu	Val	Arg	Lys	Trp	Phe	Ser	Asp

	530					535					540				
Arg	Arg	Tyr	His	Cys	Arg	Asn	Leu	Lys	Gly	Ser	Arg	Ala	Met	Ile	Pro
545					550					555					560
Gly	Asp	His	Ser	Ser	Ile	Ile	Ile	Asp	Ser	Val	Pro	Glu	Val	Ser	Phe
				565					570					575	
Ser	Pro	Ser	Ser	Lys	Val	Pro	Glu	Val	Thr	Cys	Ile	Pro	Thr	Thr	Ala
			580					585					590		
Thr	Leu	Ala	Thr	His	Pro	Ser	Ala	Lys	Arg	Gln	Ser	Trp	His	Gln	Thr
		595					600					605			
Pro	Asp	Phe	Thr	Pro	Thr	Lys	Tyr	Lys	Glu	Arg	Ala	Pro	Glu	Gln	Leu
	610					615					620				
Arg	Ala	Leu	Glu	Ser	Ser	Phe	Ala	Gln	Asn	Pro	Leu	Pro	Leu	Asp	Glu
625					630					635					640
Glu	Leu	Asp	Arg	Leu	Arg	Ser	Glu	Thr	Lys	Met	Thr	Arg	Arg	Glu	Ile
				645					650					655	
Asp	Ser	Trp	Phe	Ser	Glu	Arg	Arg	Lys	Lys	Val	Asn	Ala	Glu	Glu	Thr
			660					665					670		
Lys	Lys	Ala	Glu	Glu	Asn	Ala	Ser	Gln	Glu	Glu	Glu	Glu	Ala	Ala	Glu
		675					680					685			
Asp	Glu	Gly	Gly	Glu	Glu	Asp	Leu	Ala	Ser	Glu	Leu	Arg	Val	Ser	Gly
	690					695					700				
Glu	Asn	Gly	Ser	Leu	Glu	Met	Pro	Ser	Ser	His	Ile	Leu	Ala	Glu	Arg
705					710					715					720
Lys	Val	Ser	Pro	Ile	Lys	Ile	Asn	Leu	Lys	Asn	Leu	Arg	Val	Thr	Glu
				725					730					735	
Ala	Asn	Gly	Arg	Asn	Glu	Ile	Pro	Gly	Leu	Gly	Ala	Cys	Asp	Pro	Glu
			740					745					750		
Asp	Asp	Glu	Ser	Asn	Lys	Leu	Ala	Glu	Gln	Leu	Pro	Gly	Lys	Val	Ser
		755					760					765			



Cys	Lys	Lys	Thr	Ala	Gln	Gln	Arg	His	Leu	Leu	Arg	Gln	Leu	Phe	Val
	770					775					780				
Gln	Thr	Gln	Trp	Pro	Ser	Asn	Gln	Asp	Tyr	Asp	Ser	Ile	Met	Ala	Gln
785					790					795					800
Thr	Gly	Leu	Pro	Arg	Pro	Glu	Val	Val	Arg	Trp	Phe	Gly	Asp	Ser	Arg
				805					810					815	
Tyr	Ala	Leu	Lys	Asn	Gly	Gln	Leu	Lys	Trp	Tyr	Glu	Asp	Tyr	Lys	Arg
			820					825					830		
Gly	Asn	Phe	Pro	Pro	Gly	Leu	Leu	Val	Ile	Ala	Pro	Gly	Asn	Arg	Glu
		835					840					845			
Leu	Leu	Gln	Asp	Tyr	Tyr	Met	Thr	His	Lys	Met	Leu	Tyr	Glu	Glu	Asp
	850					855					860				
Leu	Gln	Asn	Leu	Cys	Asp	Lys	Thr	Gln	Met	Ser	Ser	Gln	Gln	Val	Lys
865					870					875					880
Gln	Trp	Phe	Ala	Glu	Lys	Met	Gly	Glu	Glu	Thr	Arg	Ala	Val	Ala	Asp
				885					890					895	
Thr	Gly	Ser	Glu	Asp	Gln	Gly	Pro	Gly	Thr	Gly	Glu	Leu	Thr	Ala	Val
			900					905					910		
His	Lys	Gly	Met	Gly	Asp	Thr	Tyr	Ser	Glu	Val	Ser	Glu	Asn	Ser	Glu
		915					920					925			
Ser	Trp	Glu	Pro	Arg	Val	Pro	Glu	Ala	Ser	Ser	Glu	Pro	Phe	Asp	Thr
	930	•				935					940				
Ser	Ser	Pro	Gln	Ala	Gly	Arg	Gln	Leu	Glu	Thr	Asp				
945					950					955					
<210)> 2	2													
<211	.> 5	522													
<212	?> F	PRT													
<213	3> F	Rattu	is no	rveg	gicus	3									
<400	> 2	2													



Cys	Ser	Phe	Leu	Ala	Lys	Thr	Pro	Glu	Gly	Leu	Ser	Leu	His	Asn	Ala
1				5					10					15	
Lys	Cys	His	Ser	Gly	Glu	Ala	Ser	Phe	Leu	Trp	Asn	Val	Thr	Lys	Pro
			20					25					30		
Asp	Asn	His	Val	Val	Val	Glu	Gln	Ser	Val	Pro	Glu	Asn	Ala	Ser	Ser
		35					40					45			
Ser	Val	Leu	Ala	Gly	Glu	Ser	Thr	Glu	Gly	Thr	Glu	Ile	Ile	Ile	Thr
	50					55					60				
Lys	Thr	Pro	Ile	Met	Lys	Ile	Met	Lys	Gly	Lys	Ala	Glu	Ala	Lys	Lys
65					70					75					80
Ile	His	Met	Leu	Lys	Glu	Asn	Ala	Pro	Thr	Gln	Pro	Gly	Gly	Glu	Ala
				85					90					95	
Leu	Pro	Lys	Pro	Leu	Ala	Gly	Glu	Thr	Glu	Gly	Lys	Glu	Gly	Asp	His
			100					105					110		
Thr	Phe	Ile	Asn	Gly	Ala	Thr	Pro	Val	Ser	Gln	Ala	Ser	Ala	Asn	Ser
		115					120					125			
Thr	Lys	Pro	Pro	His	Thr	Ala	Asn	Gly	Pro	Leu	Ile	Gly	Thr	Val	Pro
	130					135					140				
Val	Leu	Pro	Ala	Gly	Ile	Ala	Gln	Phe	Leu	Ser	Leu	Gln	Gln	Pro	Thr
145					150					155					160
Val	His	Pro	Gln	His	His	Pro	His	Gln	Pro	Leu	Pro	Thr	Ser	Lys	Ala
				165					170					175	
Leu	Pro	Lys	Val	Met	Ile	Pro	Leu	Ser	Ser	Ile	Pro	Thr	Tyr	Asn	Ala
			180					185					190		
Ala	Met	Asp	Ser	Asn	Ser	Phe	Leu	Lys	Asn	Ser	Phe	His	Lys	Phe	Pro
		195					200					205			
Tyr	Pro	Thr	Lys	Ala	Glu	Leu	Cys	Tyr	Leu	Thr	Val	Val	Thr	Lys	Tyr
	210					215					220				
Pro	Glu	Glu	Gln	Leu	Lys	Ile	Trp	Phe	Thr	Ala	Gln	Arg	Leu	Lys	Gln

225					230					235					240
Gly	Ile	Ser	Trp	Ser	Pro	Glu	Glu	Ile	Glu	Asp	Ala	Arg	Lys	Lys	Met
				245					250					255	
Phe	Asn	Thr	Val	Ile	Gln	Ser	Val	Pro	Gln	Pro	Thr	Ile	Thr	Val	Leu
			260					265					270		
Asn	Thr	Pro	Leu	Val	Ala	Ser	Ala	Gly	Asn	Val	Gln	His	Leu	Ile	Gln
		275					280					285			
Ala	Ala	Leu	Pro	Gly	His	Ala	Val	Gly	Gln	Pro	Glu	Gly	Thr	Ala	Gly
	290					295					300				
Gly	Leu	Leu	Val	Thr	Gln	Pro	Leu	Met	Ala	Asn	Gly	Leu	Gln	Ala	Ser
305					310					315					320
Ser	Ser	Ser	Leu	Pro	Leu	Thr	Thr	Ala	Ser	Val	Pro	Lys	Pro	Thr	Ala
				325					330					335	
Ala	Pro	Ile	Asn	Thr	Val	Cys	Ser	Asn	Thr	Thr	Ser	Ala	Val	Lys	Val
			340					345					350		
Val	Asn	Ala	Ala	Gln	Ser	Leu	Leu	Thr	Ala	Cys	Pro	Ser	Ile	Thr	Ser
		355					360					365			
Gln	Ala	Phe	Leu	Asp	Ala	Asn	Ile	Tyr	Lys	Asn	Lys	Lys	Ser	His	Glu
	370					375					380				
Gln	Leu	Ser	Ala	Leu	Lys	Gly	Ser	Phe	Cys	Arg	Asn	Gln	Phe	Pro	Gly
385					390					395					400
Gln	Ser	Glu	Val	Glu	His	Leu	Thr	Lys	Val	Thr	Gly	Leu	Ser	Thr	Arg
				405					410					415	
Glu	Val	Arg	Lys	Trp	Phe	Ser	Asp	Arg	Arg	Tyr	His	Cys	Arg	Asn	Leu
			420					425					430		
Lys	Gly	Thr	Arg	Ala	Met	Val	Pro	Gly	Glu	His	Gly	Ser	Val	Leu	Ile
		435					440					445			
Asp	Ser	Val	Pro	Glu	Val	Pro	Phe	Pro	Leu	Ser	Ser	Lys	Val	Pro	Glu
	450					455					460				

Val Pro	o Cys Val P	ro Thr Ala	Thr	Ser	Leu	Val	Ser	His	Pro	Ala	Thr		
465		470				475					480		
Lys Ar	g Gln Ser T	rp His Gln	Thr	Pro	Asp	Phe	Thr	Pro	Thr	Lys	Tyr		
	4:	85			490					495			
Lys Gl	u Arg Ala P	ro Glu Gln	Leu	Arg	Val	Leu	Glu	Ser	Ser	Phe	Ala		
	500			505					510				
Gln Ası	n Pro Leu P	ro Pro Glu	Glu	Glu	Leu								
	515		520										
<210>	3												
<211>	19												
<212>	DNA												
<213>	Artificial	sequence											
<400>	3												
agcttc	ccga attctg	cag											19
<210>	4												
<211>	19												
<212>	DNA												
<213>	Artificial	sequence								•			
<400>	4												
tcgact	gcag aattcg	gga											19
<210>	5												
<211>	19												
<212>	DNA												
<213>	Artificial	sequence											
<400>	5												
gtggcagaca caggcagtg 19					19								
<210>	6												
<211>	25												
<212>	DNA												



<213>	Artificial sequence	
<400>	6	
ggccgg	atcc cagactggcc agtcc	25
<210>	7	
<211>	19	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	7	
cctgag	cagc attccaacg	19
<210>	8	
<211>	24	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	8	
cttctt	ggtc tcctcagcat tcac	24
<210>	9	
<211>	20	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	9	
gtgatt	gtca ccatggccag	20
<210>	10	
<211>	20	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	10 .	
gaagga	gttc ttcaggaagc	20
<210>	11	
<211>	30	

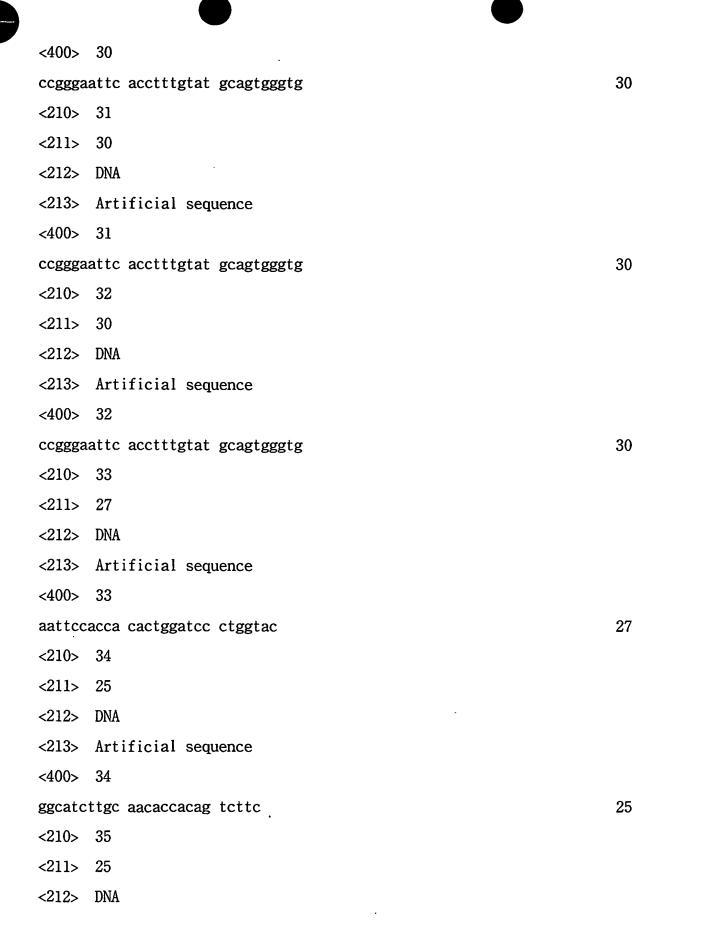
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	11	
ccggga	attc ctgagcagca ttccaacgta	30
<210>	12	
<211>	28	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	12	
ccgggg	atcc agcccttcaa gttccggc	28
<210>	13	
<211>	33	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	13	
ccgggg	atcc agatttctta tttttgtaga tgc	33
<210>	14	
<211>	29	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	14	
ccggga	attc tcccctgagg agattgagg	29
<210>	15	
<211>	35	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	15	
ccggga	attc tacaaaaata agaaatctca tgaac	35
<210>	16	

<211>	28	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	16	
ccgggg	atcc ggaccagctg atcccctg	28
<210>	17	
<211>	20	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	17	
gtgggc	tgag gcacagactg	20
<210>	18	
<211>	24	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	18	
ccaatc	atga agataatgaa aggc	24
<210>	19	
<211>	10	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	19	
aattcc	cggg	10
<210>	20	
<211>	9	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	20	
gatcccg	ggg	9

<210>	21	
<211>	12	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	21	
tatgga	attc gc	12
<210>	22	
<211>	14	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	22	
catggc	gaat tcca	14
<210>	23	
<211>	28	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	23	
ccggga	attc ggaccagctg atcccctg	28
<210>	24	
<211>	30	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	24	
ccggga	attc atggccagca agaggaaatc	30
<210>	25	
<211>	29	
<212>	DNA	
<213>	Artificial sequence	
<400>	25	



ccggggatcc cagggggatc atcactttg	29
<210> 26	
<211> 29	
<212> DNA	
<213> Artificial sequence	
<400> 26	
ccggggatcc tggcttggcc acgttccac	29
<210> 27	
<211> 29	
<212> DNA	
<213> Artificial sequence	
<400> 27	
ccggggatcc tggcttggcc acgttccac	29
<210> 28	
<211> 32	
<212> DNA	
<213> Artificial sequence	
<400> 28	
ccggggatcc tgggtcttta ttaaagtctg tg	32
<210> 29	
<211> 30	
<212> DNA	
<213> Artificial sequence	
<400> 29	
ccgggaattc acctttgtat gcagtgggtg	30
<210> 30	
<211> 30	
<212> DNA	
<213> Artificial sequence	







<400> 35

catgcatggt gtggtggatt tcctc

25

【図面の簡単な説明】

【図1】

ヒトZHX3の推測されるアミノ酸配列のヒトZHX1との比較を示す図である。ZHX3及びZHX1のアミノ酸配列を比較する。2つのZnfモチーフ及び5つのHDをそれぞれプラスの印及び下線で示す。アステリスクはアミノ酸同一性を示す。破線はそれぞれのタンパク質に対応するアミノ酸配列が存在しないときのギャップを示す。それぞれ、114~642、242~615、及び495~956のヒトZHX3のアミノ酸配列に対応する、クローンG58及びG23、並びにKIAA0395の推測されるアミノ酸配列を示す。

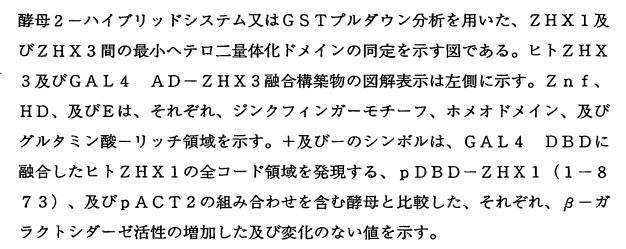
図2

ヒトZHX3 mRNAの組織分布を示す図である。それぞれのレーンは、示された組織から単離された 2μ gのポリA $^+$ -RNAを含む。サイズマーカーは k b で左側に示す。レーン 1、心臓;レーン 2、脳;レーン 3、胎盤;レーン 4、肺;レーン 5、肝臓;レーン 6、骨格筋;レーン 7、腎臓;レーン 8、膵臓;レーン 9、脾臓;レーン 10、胸腺;レーン 11、前立腺;レーン 12、精巣;レーン 13、卵巣;レーン 14、小腸;レーン 15、結腸;レーン 16、白血球。

【図3】

酵母2-ハイブリッドシステム又はGSTプルダウン分析を用いた、ZHX1及びZHX3間の最小へテロ二量体化ドメインの同定を示す図である。ヒトZHX1及びGAL4 AD-ZHX1融合構築物の図解表示は左側に示す。Znf及びHDはそれぞれ、ジンクフィンガーモチーフ及びホメオドメインを示す。+及び-のシンボルは、GAL4 DBDに融合したヒトZHX3の242~488のアミノ酸配列を発現する、pDBD-G23、及びpACT2の組み合わせを含む酵母と比較した、それぞれ、 β -ガラクトシダーゼ活性の増加した及び変化のない値を示す。

【図4】



【図5】

酵母2ーハイブリッドシステム又はGSTプルダウン分析を用いた、ZHX1及びZHX3間の最小へテロ二量体化ドメインの同定を示す図である。GSTプルダウン分析を用いた、ZHX1及びZHX3間のin vitroのヘテロ二量体化。in vitroで翻訳された35Sー標識された、全長ヒトZHX1又はZHX3を、結合したGSTのみ(レーン1、5、及び8)及びGSTに融合したZHX3の242~615のアミノ酸配列(レーン3)、ヒトZHX3(レーン6)又はヒトZHX1(レーン9)タンパク質の全コード配列を含むセファロースビーズとインキュベートした。上記ビーズを激しく洗浄し、そして結合したタンパク質を溶出し、そして10%SDSーPAGEにより分析した。相互作用シグナルはオートラジオグラフィーにより検出された。レーン2、4、及び7、他のレーンで示される上記反応に添加されたタンパク質の10%がのせられた。

【図6】

酵母2ーハイブリッドシステム又はGSTプルダウン分析を用いた、ZHX3の最小ホモ二量体化ドメインの同定を示す図である。ヒトZHX3及びGAL4ADーZHX3融合構築物の図解表示は左側に示す。Znf、HD、及びEは、それぞれ、ジンクフィンガーモチーフ、ホメオドメイン、及びグルタミン酸ーリッチ領域を示す。+及びーのシンボルは図3についての説明において示すものと同じものを示す。

【図7】

酵母2-ハイブリッドシステム又はGSTプルダウン分析を用いた、2HX3の



最小ホモ二量体化ドメインの同定を示す図である。GSTプルダウン分析を用いた、ZHX3のin vitroのホモ二量体化。in vitroで翻訳された、35S-標識された、全長ヒトZHX3を、結合したGSTのみ(レーン2)又はGSTに融合したヒトZHX3タンパク質の全コード配列(レーン3)を含むセファロースビーズとインキュベートした。続く手順は図5についての説明において示されたともの同じである。レーン1、他のレーンで示される上記反応に添加されたタンパク質の10%がのせられた。

【図8】

酵母 2-Nイブリッドシステムを用いたNF-YA及びZHX3間の相互作用ドメインのマッピングを示す図である。ヒトZHX3及びGAL4 AD-ZHX3融合構築物の図解表示は左側に示す。Znf、HD、及びEは、それぞれ、ジンクフィンガーモチーフ、ホメオドメイン、及びグルタミン酸ーリッチ領域を示す。+及び-のシンボルは、GAL4 DBDに融合したNF-YAの活性化ドメインを発現する、pYA1-269、及びpACT2の組み合わせを含む酵母と比較した、それぞれ、 $\beta-$ ガラクトシダーゼ活性の増加した及び変化のない値を示す。

【図9】

酵母 2-ハイブリッドシステムを用いたNF-YA及びZHX 3間の相互作用ドメインのマッピングを示す図である。NF-YA及びGAL 4 DBDに融合したその欠失変異体の図解表示は左側に示す。Q及びS/Tは、それぞれ、グルタミンーリッチ及びセリン/スレオニンーリッチ領域を示す。SID及びDBDは、それぞれ、サブユニット相互作用及びDNA結合ドメインを示す。+及び-のシンボルは、gDBD及び、GAL 4 ADに融合したヒトZHX 3 0 2 4 2 4 8 8 のアミノ酸配列を発現する、gAD-gAD-gAD-gAD-gAD-gABD-gABD-gABD-gAD-gABD-g

【図10】

ZHX3は転写リプレッサーであることを示す図である。HEK293細胞を2ngのpRL-CMV、50ngの(カラム上に示す) SV40プロモーターダ



イレクティッド発現ベクター、及び100ngの $5 \times GAL4-pGL3$ Control V dpGL3-Control V dpGL3-Cont

【図11】

ZHX3は転写リプレッサーであることを示す図である。HEK293細胞を2ngのpRL-CMV、50ngの(カラム上に示す)SV40プロモーターダイレクティッド発現ベクター、100ngの5×GAL4-pGL3 Controlvポータープラスミド、示された量のpCMV-ZHX1(242-432)発現プラスミドで共トランスフェクトした。プラスミド(202ng)の総量は、必要であれば、pcDNA3.1His-C2の添加により調節された。100%の値は、50ngのpSG424及び50ngのpcDNA3.1His-C2の存在下におけるレポータープラスミドのプロモーター活性に示された。トランスフェクション48時間後、上記細胞を回収し、そしてホタル及びウミシイタケルシフェラーゼ活性を決定した。ホタルルシフェラーゼ活性は全ての実験においてウミシイタケルシフェラーゼ活性により正規化された。それぞれのカラム及び棒は少なくとも5のトランスフェクション実験の平均及び標準偏差を示す。

【図12】

ZHX3の最小リプレッサードメインの決定を示す図である。pSG424及びさまざまなpGAL4ーZHX3構築物は、それぞれ、GAL4 DBDのみ及びGAL4 DBDに融合したヒトZHX3のさまざまな欠失変異体を発現する。条件は図10についての説明において示されたものと同じである。それぞれのカラム及び棒は少なくとも5のトランスフェクション実験の平均及び標準偏差を示す。

【図13】

HEK293細胞におけるZHX3の細胞内局在及び核移行シグナルの決定を示



す図である。GFPのみ又はGFPのC末端に融合されたさまざまな切断された ZHX3タンパク質をコードする、発現プラスミド(300ng)をHEK29 3細胞にトランスフェクトした。トランスフェクション48時間後、GFP融合 タンパク質の細胞内局在を観察した。構築物はそれぞれのパネルの上部に示す。

【図14】

ZHX3の機能ドメインを示す図である。Znf、ジンクフィンガーモチーフ; HD、ホメオドメイン;E、グルタミン酸ーリッチ領域;DD、二量体化ドメイン;ID、NF-YAとの相互作用ドメイン;RD、リプレッサードメイン;NLS、核移行シグナル。

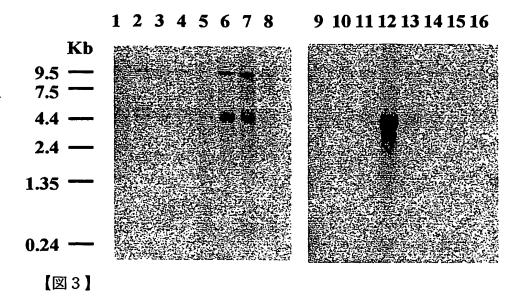


【書類名】 図面

図1】

ZHX3 ZHX1	1:MASRRKSTTPCMV-L-ASE-QDPDLE-LISD-LDEGP-PVLTPVENTRAESISSDEEVHE	60 54
ZHX3 ZHX1	++++++++++++++++++++++++++++++++++++++	120 113
ZHX3 ZHX1	++++++++++++++ 121:PEGLSLHNATCHSGEASFVWNVAKPDNHVVVEQSIPESTSTPDLAGEPSAEGADGQAEII 114:YDALSEHNLKYHPGEENFKLTMVKRNNQTIFEQTINDLTFDGSFVKEENAEQAES-TEVS ** ** * * * * * * * * * * * * * * * *	180 172
ZHX3 ZHX1	181:ITKTPIMKIMKGKAEAKKIHTLKENVPSOPVGEALPKLSTGEMEVREGDHSFINGAVPVS 173:SSGISISKTPIMKMMKNKVENKRIAVHHNSV-EDVPE-EK-ENEIKPDREEIVENPSSSA * * * * * * * * * * * * * * * * * * *	240 229
ZHX3 ZHX1	241:QASASSAKNPHAANGPLIGTVPVLPAGIAQFLSLQQQPPVHAQHHVHQPLPTAKALPKVM 230:SESNTSTSIVNRIHPSTASTV-VTPAAVLPGLA-QVITAVSAQQNSNLIPKVL * * * * * * * * * * * * * * * * * * *	300 280
ZHX3 ZHX1	301:IPLSSIPTYNAAMDSNSFLKNSFHKFPYPTKAELCYLTVVTKYPEEOLKIWFTAORLKOG 281:IPV <u>NSIPTYNAALDNNPLLLNTYNKFPYPTMSEITVLSAOAKYTEEOTKIWFSAORLKHG</u> ** ******* * * * * * * * * * * * * * *	360 340
ZHX3 ZHX1	361: ISWSPEEIEDARKKMFNTVIQSVPQPTITVLNTPLVASAGNVQHLIQAALPGHVVGQPEG 341: VSWTPEEVEEARRKQFNGTVHTVPQ-TITVIPTHISTGSNGLPSILQTCQIVGQP	420 394
ZHX3 ZHX1	421:TGGGLLVTQPLMANGLQATSSPLPLTVTSVPKQPGVAPINTVCSNTTSAVKVVNAAQSLL 395:GLVLTQVAGTNTLPVT-APIALTVAGVPSQNNIQKSQVPAAQPTAETKPATAAVPTS ** ** * * * * * * * * * * * * * * * *	480 450
ZHX3 ZHX1	481:TACPSITSQAFLDASIYKNKKSHEQLSALKGSFCRNOFPGOSEVEHLTKVTGLSTREVRK 451:QSVKHETALVNPDSFGIRAKKTKEQLAELKVSYLKNOFPHDSETIRLMKITGLTKGEIKK * ** *** *** *** *** *** *** *** ***	540 510
ZHX3 ZHX1	541: WFSDRRYHCRNLKGSRAMIPGDHSSIIIDSVPEVSFSPSSKVPEVTCIPTTATLATHPSA 511: WFSDTRYNORNSKSNQCLHLNNDSSTTII-ID-S-SDETTE-SPTVGT-A-QP **** * * * * * * * * * * * * * * * *	600 557
ZHX3 ZHX1	601:KRQSWHQTPDFTPTKYKERAPEOLRALESSFAONPLPLDEELDRLRSETKMTRREIDSWF 558:K-QSWNPFPDFTPOKFKEKTAEOLRVLOASFLNSSVLTDEELNRLRAOTKLTRREIDAWF * *** **** * * * * * * * * * * * * * *	660 616
ZHX3 ZHX1	661: SERRKKVNAEETKKAEENASQEEEEAAEDEGGEEDLASELRVSGENGSLEMPSSHILAER 617: TE-KKKSKALKEEKMEIDESNAGSSKEEAGETSPADE-SGAPKSGSTGKICKKT-PE- * * * * * * * * * * * * * * * * * * *	720 670
ZHX3 ZHX1	721:KVSPIKINLKNLRVTEANGRNEIPGLGACDPEDDESNKLAEQLPGKVSCKK <u>TAOORHLLR</u> 671: <u>QLHMLKSAFVR-TQWPSPEEYDKLAK-ESGLARTD-IVSWF-GDTRYAWK-NG-N</u> LKW	780 722
ZHX3 ZHX1	781: OLFVOTOWPSNODYDSIMAOTGLPRPEVVRWFGDSRYALKNGOLKWYEDYKRGNFPPGLL 723: YYYYQSANSSSMNGLSSLRKRGRGRPKGRGR-GRPR-GRPRGS-KRINNWDRGPSLI * * * * * * * * * * * * * * * * * * *	840 776
ZHX3 ZHX1	841:VIAPGNRELLODYYMTHKMLYEEDLONLCDKTOMSSOOVKOWFAEKMGEETRAVADTGSE 777:KFKTGT-AILKDYYLKHKFLNEODLDBLVNKSHMGYEOVREWFAERORRSELGI-EL-FE	900 833
ZHX3 ZHX1	901:DOGPGTGELTAVHKGMGDTYSEVSENSESWEPRVPEASSEPFDTSSPQAGRQLETD 834:ENE-EEDEVID-DQEED-EEETDDSDTWEPPRHVKRKLSKSDD * * * * * * * *	956 873

【図2】

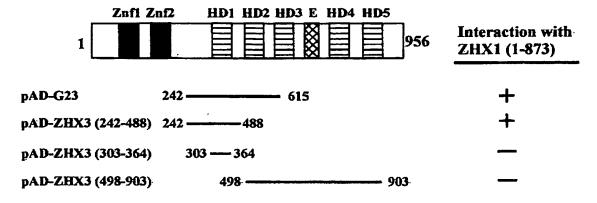


ZHX1

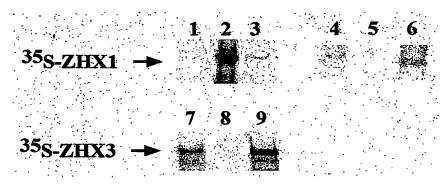
Znfl Znf2 HD1 HD2 HD3 HD4 HD5	
1 8	73 ZHX3 (G23)
pAD-ZHX1 (142-873) 142	3 +
pAD-ZHX1 (272-873) 272 ——————————————————————————————————	3 +
pAD-ZHX1 (565-873) 565 — 87	—
pAD-ZHX1 (272-564) 272 — 564	+
pAD-ZHX1 (272-432) 272 ——— 432	+
pAD-ZHX1 (430-564) 430 —— 564	
pAD-ZHX1 (345-463) 345 463	

【図4】

ZHX3

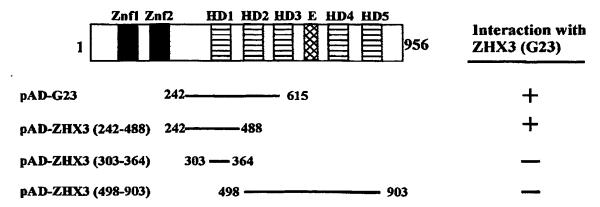


【図5】

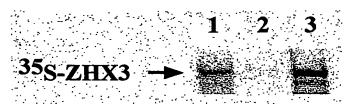


【図6】

ZHX3

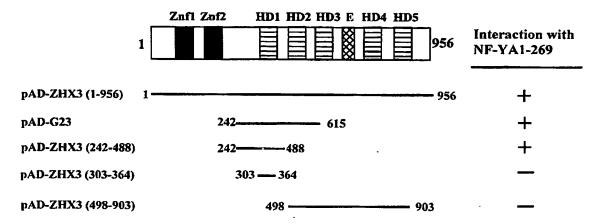


【図7】



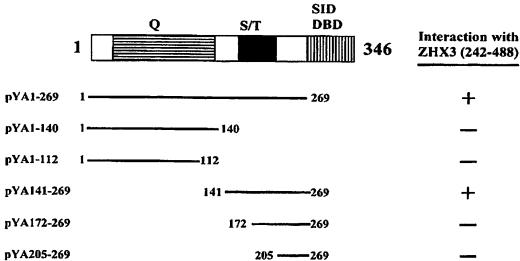
【図8】

ZHX3

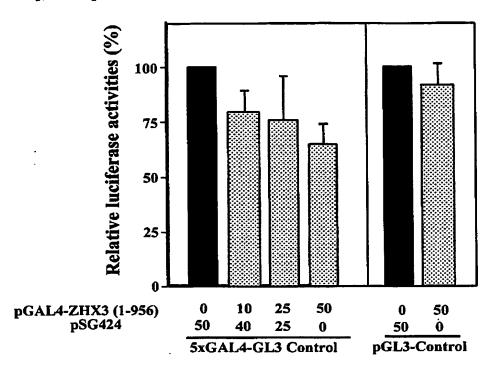


【図9】

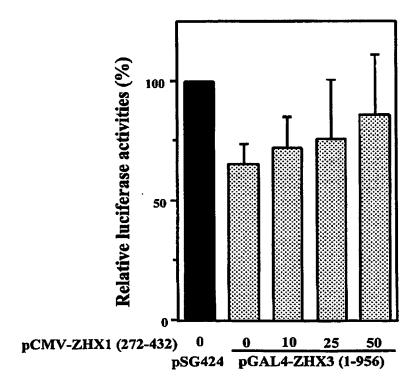
NF-YA



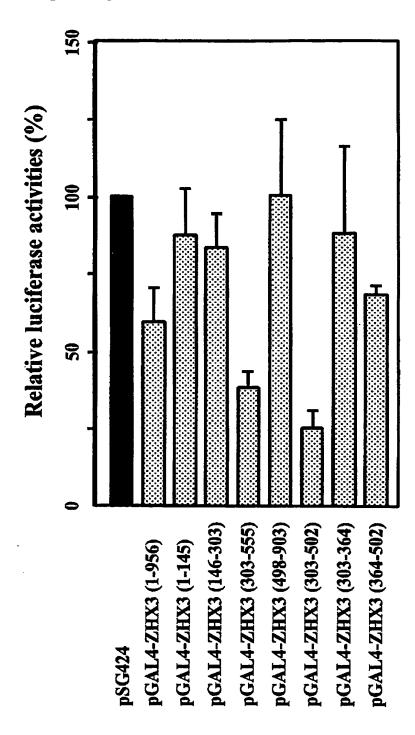
【図10】



【図11】





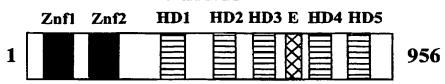




GFP GFP-ZHX3 (1-956) GFP-ZHX3 (1-303) GFP-ZHX3 (303-555) GFP-ZHX3 (555-956) GFP-ZHX3 (1-107) GFP-ZHX3 (108-145) GFP-ZHX3 (146-303) GFP-ZHX3 (303-502) GFP-ZHX3 (364-555) GFP-ZHX3 (497-555)

【図14】

ZHX3



DD 242——488

ID 242——488

RD 303 ——502

NLS1 1 —— 107

NLS2 497 — 555

【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 発明者らが既に見出していた転写リプレッサーとして機能する 2 H X 1 の生物学的役割を決定するために、酵母 2 ーハイブリッドシステムを用いて、 2 H X 1 と相互作用するタンパク質の探索を行った。

【解決手段】 その結果、新規なタンパク質をコードする全長 c DNAの分子クローニング及びヌクレオチド配列を決定したところ、配列番号 1 から成る新規なタンパク質が見出された。このタンパク質(Z HX 3)は、Z HX 1 と同様に、2 つのジンクフィンガー(Z n f)モチーフ及び 5 つのホメオドメイン(HDs)を含み、、転写抑制活性を有することが明らかになった。

【選択図】 なし





認定・付加情報

特許出願の番号 特願 2 0 0 2 - 3 6 6 5 1 2

受付番号 50201916910

書類名 特許願

担当官 第一担当上席 0090

作成日 平成14年12月19日

<認定情報・付加情報>

平成14年12月18日

次頁無





出願人履歴情報

識別番号

[396020800]

1. 変更年月日

1998年 2月24日

[変更理由]

名称変更

埼玉県川口市本町4丁目1番8号

科学技術振興事業団